

This Page Is Inserted by IFW Operations
and is not a part of the Official Record

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images may include (but are not limited to):

- BLACK BORDERS
- TEXT CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES
- FADED TEXT
- ILLEGIBLE TEXT
- SKEWED/SLANTED IMAGES
- COLORED PHOTOS
- BLACK OR VERY BLACK AND WHITE DARK PHOTOS
- GRAY SCALE DOCUMENTS

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

As rescanning documents *will not* correct images,
please do not report the images to the
Image Problem Mailbox.

1/7/1

DIALOG(R)File 351:Derwent WPI
(c) 2001 Derwent Info Ltd. All rts. reserv.

008352980 **Image available**

WPI Acc No: 1990-239981/199032

Bio-luminescent microorganism for selective detection of mercury -
transformed with plasmid contg. mercury inducing gene system and
luciferase gene complex

Patent Assignee: GENLUX FORSCHUNGSGESELLSCHAFT (GENL-N); GENLUX FORSCHUNG
(GENL-N)

Inventor: MOLDERS H; MOELDERS H

Number of Countries: 017 Number of Patents: 009

Patent Family:

Patent No	Kind	Date	Applicat No	Kind	Date	Week
DE 3902982	A	19900802	DE 3902982	A	19890201	199032 B
WO 9008836	A	19900809			199034	
AU 9049660	A	19900824			199046	
FI 9103611	A	19910729			199141	
EP 456667	A	19911121	EP 90902150	A	19900201	199147
JP 4503003	W	19920604	JP 90502530	A	19900201	199229
			WO 90DE63	A	19900201	
EP 456667	B1	19930721	EP 90902150	A	19900201	199329
			WO 90DE63	A	19900201	
AU 644354	B	19931209	AU 9049660	A	19900201	199405
ES 2060142	T3	19941116	EP 90902150	A	19900201	199501

Priority Applications (No Type Date): DE 3902982 A 19890201

Cited Patents: 1.Jnl.Ref; US 4581335; WO 8800617

Patent Details:

Patent No Kind Lan Pg Main IPC Filing Notes

WO 9008836 A

Designated States (National): AU FI JP US

Designated States (Regional): AT BE CH DE DK ES FR GB IT LU NL SE

EP 456667 A

Designated States (Regional): AT BE CH ES FR GB IT LI LU NL SE

JP 4503003 W 8 C12Q-001/02 Based on patent WO 9008836

EP 456667 B1 G 15 C12Q-001/02 Based on patent WO 9008836

Designated States (Regional): AT BE CH DK ES FR GB IT LI LU NL SE

AU 644354 B C12Q-001/02 patent AU 9049660

Based on patent WO 9008836

ES 2060142 T3 C12Q-001/02 Based on patent EP 456667

Abstract (Basic): DE 3902982 A

Mercury cpds are detected in liq or gaseous samples using
microorganisms of defined specificity towards Hg. The indicator strains
used are provided (by vector-mediated gene transfer) with (a) a gene
system (mer-operon) specifically inducible by Hg ions and (b) a
bacterial luciferase (LUX) gene complex which is responsible for
bioluminescence. Pref the microorganisms, which are of various sources
and sensitivities towards toxins, contain the plasmid pGL4 which
includes (1) the Hg-regulon from the resistance plasmid pDG106; (2) the
UX complex from Vibrio harveyi and (3) a gene imparting resistance to
kanamycin.

USE/ADVANTAGE - Bioluminescent biosensors contg these organisms are

absolutely specific for Hg, so provide rapid and unequivocal identification of Hg in heavy metal mixts of variable compsn without further processing. Theree is no contact between the sensor and the signal detector so they are useful for on-line applications. The Hg detection limit is about 0.2 ppb, ie lower than that for most known methods, eg atomic absorption spectrometry. (12pp dwg.No.1/5)

Abstract (Equivalent): EP 456667 B

A process for the detection of mercury compounds in liquid or gaseous environment with the aid of microorganisms of various sources and of different sensitivity towards toxic substances, characterised in that into the microorganisms (indicator-strains) by vector-mediated gene-transfer a newly constructed plasmid is introduced, containing (I) a gene-system (mer-Operon) specifically inducible by mercury ions and (II) a bacterial luciferase(LUX)-gene complex conferring the trait of bioluminescence, thereby converting these microorganisms as mercury-specific biosensors working on basis of bioluminescence.

Dwg.0/5

Derwent Class: D16; E32; J04; S03

International Patent Class (Main): C12Q-001/02

International Patent Class (Additional): A61K-031/71; C12N-015/31; C12N-015/53; C12Q-001/06; C12Q-001/26; C12Q-001/66; G01N-021/76; G01N-027/30

PCTWELTORGANISATION FÜR GEISTIGES EIGENTUM
Internationales BüroINTERNATIONALE ANMELDUNG VERÖFFENTLICHT NACH DEM VERTRAG ÜBER DIE
INTERNATIONALE ZUSAMMENARBEIT AUF DEM GEBIET DES PATENTWESENS (PCT)

(51) Internationale Patentklassifikation 5 : C12Q 1/02, C12N 15/53		A1	(11) Internationale Veröffentlichungsnummer: WO 90/08836 (43) Internationales Veröffentlichungsdatum: 9. August 1990 (09.08.90)										
<p>(21) Internationales Aktenzeichen: PCT/DE90/00063</p> <p>(22) Internationales Anmeldedatum: 1. Februar 1990 (01.02.90)</p> <p>(30) Prioritätsdaten: P 39 02 982.4 1. Februar 1989 (01.02.89) DE</p> <p>(71) Anmelder (<i>für alle Bestimmungsstaaten ausser US</i>): GEN-LUX FORSCHUNGSGESELLSCHAFT FÜR BIOLOGISCHE VERFAHREN MBH [DE/DE]; Wallstrasse 10, D-4050 Mönchengladbach 1 (DE).</p> <p>(72) Erfinder; und</p> <p>(75) Erfinder/Anmelder (<i>nur für US</i>): MÖLDERS, Horst [DE/DE]; Hoeningerstrasse 15, d-4047 Dormagen 11 (DE).</p> <p>(74) Anwalt: UMLAUF, Erich, O., E.; Postfach 60 08 08, D-8000 München 60 (DE).</p>		<p>(81) Bestimmungsstaaten: AT (europäisches Patent), AU, BE (europäisches Patent), CH (europäisches Patent), DE (europäisches Patent), DK (europäisches Patent), ES (europäisches Patent), FI, FR (europäisches Patent), GB (europäisches Patent), IT (europäisches Patent), JP, LU (europäisches Patent), NL (europäisches Patent), SE (europäisches Patent), US.</p> <p>Veröffentlicht <i>Mit internationalem Recherchenbericht. Vor Ablauf der für Änderungen der Ansprüche zugelassenen Frist. Veröffentlichung wird wiederholt falls Änderungen eintreffen.</i></p>											
<p>(54) Title: METHOD FOR DETECTING THE PRESENCE OF MERCURY USING MICROORGANISMS WITH MERCURY-ENHANCED BIOLUMINESCENCE</p> <p>(54) Bezeichnung: VERFAHREN ZUM NACHWEIS VON QUECKSILBER MIT HILFE VON DURCH QUECKSILBER ZU ERHÖHTER BIOLUMINESZENZ ANGEGERGTER MIKROORGANISMEN</p> <table border="1" style="margin-left: auto; margin-right: auto;"> <tr> <td style="text-align: center;">0,2 µM Hg₂(NO₃)₂</td> </tr> <tr> <td style="text-align: center;">je 0,2 µM HgCl₂, ZnCl₂, CdCl₂, Pb(CH₃COO)₂</td> </tr> <tr> <td style="text-align: center;">0,2 µM Cd Cl₂</td> </tr> <tr> <td style="text-align: center;">0,2 µM Zn Cl₂</td> </tr> <tr> <td style="text-align: center;">0,2 µM Pb(CH₃COO)₂</td> </tr> <tr> <td style="text-align: center;">0,2 µM CaCl₂</td> </tr> <tr> <td style="text-align: center;">0,2 µM MgCl₂</td> </tr> <tr> <td style="text-align: center;">0,2 µM HgCl₂</td> </tr> <tr> <td style="text-align: center;">BIOLUMINESCENCE RATE Biolumineszenzrate</td> </tr> <tr> <td style="text-align: center;">Negativkontrolle NEGATIVE TEST</td> </tr> </table> <p style="text-align: center;">5x10⁴ 1x10⁴ 5x10³ 1x10³</p> <p style="text-align: center;">Selbstaktivität von <i>E. coli</i> C600(pG14) für Quecksilber SELECTIVITY OF <i>E. coli</i> C600 (pG14) FOR MERCURY</p>				0,2 µM Hg ₂ (NO ₃) ₂	je 0,2 µM HgCl ₂ , ZnCl ₂ , CdCl ₂ , Pb(CH ₃ COO) ₂	0,2 µM Cd Cl ₂	0,2 µM Zn Cl ₂	0,2 µM Pb(CH ₃ COO) ₂	0,2 µM CaCl ₂	0,2 µM MgCl ₂	0,2 µM HgCl ₂	BIOLUMINESCENCE RATE Biolumineszenzrate	Negativkontrolle NEGATIVE TEST
0,2 µM Hg ₂ (NO ₃) ₂													
je 0,2 µM HgCl ₂ , ZnCl ₂ , CdCl ₂ , Pb(CH ₃ COO) ₂													
0,2 µM Cd Cl ₂													
0,2 µM Zn Cl ₂													
0,2 µM Pb(CH ₃ COO) ₂													
0,2 µM CaCl ₂													
0,2 µM MgCl ₂													
0,2 µM HgCl ₂													
BIOLUMINESCENCE RATE Biolumineszenzrate													
Negativkontrolle NEGATIVE TEST													

(57) Abstract

Process in which microorganisms equipped with a plasmid vector, pGL4, constructed by molecular biological techniques, can be used as biosensors for mercury compounds. A gene complex (*mer-Operon*) inducible by mercury ions is combined by molecular cloning with the luciferase (LUX) gene system of *Vibrio Harveyi*. The arrangement of the two gene units is designed so that the *mer-Operon* promoter, which is positively regulated by mercury compounds, also controls the transcription of the LUX genes. As a result, microorganisms transformed with plasmid pGL4 respond to increasing quantities of mercury cations in the surrounding medium with an increase in their emitted bioluminescence. The process is absolutely specific for mercury, rapid and highly sensitive: the proven limit for mercury ions is approximately 0.2 ppb, i.e., 5 times lower than the detection threshold for the most powerful established methods (atomic absorption spectrometry), which detect 1 to 5 ppb of mercury and require a considerable quantity of apparatus. A further advantage of the invention is the possibility of determining measurement values (bioluminescence signals emitted by microorganisms transformed by plasmid pGL4) without direct contact between the biosensor and the signal-amplification unit (bioluminescence apparatus). The method therefore permits simple, continuous, on-line determination of critical mercury concentrations.

(57) Zusammenfassung Es wird ein Verfahren beschrieben, bei welchem Mikroorganismen nach Ausstattung mit einem durch molekularbiologische Techniken konstruierten Plasmidvektors, pGL4, als Biosensoren für Quecksilberverbindungen eingesetzt werden können. Grundlage der Erfindung ist die Kombination eines durch Quecksilber-Ionen induzierbaren Gen-Komplexes (*mer-Operon*) mit dem Luciferase (LUX)-Gensystem von *Vibrio-Harveyi* durch die Technik der molekularen Klonierung. Dabei ist die Anordnung der beiden Gen-Einheiten so konzipiert, dass der durch Quecksilber-Verbindungen positiv regulierte Promotor des *mer-Operons* auch die Transkription der LUX-Gene steuert. Als Konsequenz antworten mit Plasmid pGL4 transformierte Mikroorganismen auf zunehmende Mengen an Quecksilber-Kationen in dem sie umgebenden Medium mit einer Erhöhung der von ihnen emittierten Biolumineszenz. Das beschriebene Verfahren ist absolut spezifisch für Quecksilber, schnell und hochempfindlich: Die Nachweisgrenze für Quecksilber-Kationen liegt mit etwa 0,2 ppb um einen Faktor 5 unterhalb der Detektionsschwelle der leistungsfähigsten etablierten Methoden (Atomabsorptionsspektrometrie), die mit erheblichem apparativem Aufwand 1 bis 5 ppb Quecksilber nachweisen können. Ein weiterer Vorteil der Erfindung ist die Möglichkeit, Messwerte (Biolumineszenzsignale emittiert von mit Plasmid pGL4 transformierten Mikroorganismen) ohne direkten Kontakt des Biosensors mit der Signalverstärkungseinheit (Biolumineszenzgerät) erfassen zu können. Mit Hilfe des hier beschriebenen Verfahrens können deshalb kritische Quecksilber-Konzentrationen in einfacher Weise permanent und "on-line" erfasst werden.

LEDIGLICH ZUR INFORMATION

Code, die zur Identifizierung von PCT-Vertragsstaaten auf den Kopfbögen der Schriften, die internationale Anmeldungen gemäss dem PCT veröffentlichen.

AT	Österreich	ES	Spanien	ML	Mali
AU	Australien	FI	Finnland	MR	Mauritanien
BB	Barbados	FR	Frankreich	MW	Malawi
BE	Belgien	GA	Gabon	NL	Niederlande
BF	Burkina Fasso	GB	Vereinigtes Königreich	NO	Norwegen
BG	Bulgarien	HU	Ungarn	RO	Rumänien
BJ	Benin	IT	Italien	SD	Sudan
BR	Brasilien	JP	Japan	SE	Schweden
CA	Kanada	KP	Demokratische Volksrepublik Korea	SN	Senegal
CF	Zentrale Afrikanische Republik	KR	Republik Korea	SU	Soviet Union
CG	Kongo	LI	Liechtenstein	TD	Tschad
CH	Schweiz	LK	Sri Lanka	TG	Togo
CM	Kamerun	LU	Luxemburg	US	Vereinigte Staaten von Amerika
DE	Deutschland, Bundesrepublik	MC	Monaco		
DK	Dänemark	MG	Madagaskar		

- 1 -

Verfahren zum Nachweis von Quecksilber mit Hilfe von
durch Quecksilber zu erhöhter Biolumineszenz ange-
regter Mikroorganismen

Inhalt der hier beschriebenen Erfindung ist ein Nachweisverfahren für Quecksilber-Verbindungen mit Hilfe von Mikroorganismen als Biosensoren. Der gemessene Parameter, anhand dessen sich unterschiedliche Quecksilber-Konzentrationen sensitiv und ohne Zeitverzögerung erfassen lassen, ist die Intensität des von den Organismen emittierten Biolumineszenzsignals. Grundlage der Erfindung ist die Kombination eines durch Quecksilber-Ionen induzierbaren Genkomplexes mit dem Luciferase-Gen aus Vibrio Harveyi durch die Technik molekularer Klonierung. Der resultierende Plasmidvektor, pGL4, ist so konstruiert, daß mit ihm transformierte Mikroorganismen auf erhöhte Quecksilberkonzentrationen im Wachstumsmedium mit einer erhöhten Biolumineszenz reagieren. Mit dem hier beschriebenen Plasmidsystem, pGL4, ist es möglich, verschiedene Mikroorganismen in für Quecksilber-Ionen spezifische und empfindliche Biosensoren zu verwandeln.

Konventionelle Meßverfahren zur Bestimmung von Schwermetallkonzentrationen

Viele Schwermetalle sind als Spurenelemente, d.h. in geringer Konzentration, für den erfolgreichen Ablauf physiologisch wichtiger Reaktionen in lebenden Organismen von Bedeutung. In höheren Konzentrationen überwiegen bei vielen dieser Elemente allerdings toxische Effekte. Die ausgeprägte Toxizität von Quecksilber-Ionen ergibt sich aus deren Tendenz, mit Sulfhydryl-Gruppen von Cysteinen in Polypeptidketten, sogenannte Mercaptide zu bilden. Dieser Effekt ist besonders nachteilig für den Organismus, wenn durch die vorgenannte Reaktion das aktive Zentrum eines Enzyms irrever-

- 2 -

sibel verändert und das Enzym dadurch unwirksam wird.

Schwermetalle, wie Quecksilber, werden bislang nachgewiesen durch Methoden wie i) Potentiometrie, ii) Massenspektrometrie, iii) Atomabsorptionsspektrometrie. Bei diesen etablierten Nachweismethoden geht im allgemeinen eine höhere Genauigkeit, d.h. niedriger liegende Nachweisschwelle, einher mit höherem apparativem und zeitlichem Aufwand.

In der vorliegenden Erfindung wird nun ein Meßverfahren beschrieben, bei dem mit Hilfe von Mikroorganismen als Biosensoren Quecksilber-Ionen, spezifisch, sensitiv, mit geringem Aufwand und schnell nachgewiesen werden können.

Stand der Technik bei der Verwendung von zur Biolumineszenz fähigen Mikroorganismen als Biosensoren

In der wissenschaftlichen - wie der Patentliteratur - ist die Verwendung von Mikroorganismen bei der Bestimmung toxischer Substanzen, z.B. in wässrigen Flüssigkeiten (US-PS 3 981 777), sowie der Bestimmung von Antibiotika-Konzentrationen (EP.No. 02000 226) beschrieben. Diesen Anwendungen liegt die Erfassung des Wachstums der Testorganismen durch klassische Methoden wie Trübungsmessungen, Auswerten der Kolonienzahl und -größe nach durchschnittlich mehr als 18 h zugrunde.

In jüngerer Zeit ist das sehr empfindliche und schnelle Verfahren der Biolumineszenz hinzugekommen; bei diesem bedient man sich natürlicherweise Biolumineszenz emittierender (PCT/US 84/01217), oder im Labor durch Anwendung molekularbiologischer Methoden zur Biolumineszenz befähigter (Priorität vom 03.10.88, P 38 33 628.6-41) Mikroorganismen. Beiden letztgenannten Verfahren ist gemeinsam, daß durch den Vergleich relativer Absterberaten unterschiedlich sensitiver

bzw. resistenter Mikroorganismen via Biolumineszenz die Erfassung genereller Toxizität in einfacher Weise möglich ist. Im Sonderfall spezifisch resistenter Organismen, deren Biolumineszenz-Signal in Anwesenheit einer Testsubstanz nicht abnimmt, besteht außerdem die Möglichkeit zur Identifikation derjenigen Substanz gegenüber welcher Resistenz vorliegt. Die Identifikation einer definierten Substanz ohne Kontroll-Messungen alleine aufgrund einer positiven Korrelation des erfaßten Meßsignals mit ansteigender Konzentration des fraglichen Toxins ist mit den vorgenannten Meßsystemen nicht möglich.

Beschreibung der Erfindung

Inhalt der im folgenden beschriebenen Erfindung ist ein Verfahren, bei dem entsprechend ausgerüstete Mikroorganismen auf steigende Quecksilber-Konzentrationen in ihrem Umgebungsmedium mit einem erhöhten - statt wie beim Stand der Technik im Resistenzfall gleichbleibenden bzw. sich langsam abschwächenden - Biolumineszenz-Signal reagieren.

Kernstück der Entwicklung ist dabei ein mit den Methoden molekularer Klonierung geschaffener Plasmid-Vektor, in welchem Teile eines durch Quecksilber induzierbaren Operons dargestalt mit dem Luciferase (LUX)-Genkomplex aus Vibrio Harveyi verbunden sind, daß auch das für die Biolumineszenz der Mikroorganismen verantwortliche LUX-Gen der positiven Kontrolle durch Quecksilber-Ionen unterliegt. Bei diesem durch Quecksilber induzierbaren Gensystem handelt es sich um das sogenannte mer-Operon aus Plasmid R100 (Jackson, W.J. und Summers, A.O. (1982) J. Bacteriol. 149, 479-487), welches seinem Trägerorganismus die Eigenschaft der Resistenz gegenüber Quecksilberverbindungen bis zu einer Konzentration von 50 µmol/l verleiht.

- 4 -

Das Phänomen der Resistenz beruht auf dem Zusammenwirken dreier Polypeptide, die von einer polycistronischen Boten-RNA enkodiert werden. Nach Induktion des mer-Operons durch Quecksilber wird die Boten-RNA in verstärktem Maße gebildet, ins Cytoplasma transportiert und dort in die drei von ihr enkodierten Polypeptide translatiert: i) mer-R, ein auf die Transkription des mer-Operons insgesamt positiv wirkendes Regulator-Protein, ii) mer-TPC, ein Polypeptid, welches Quecksilber-Ionen komplexiert und ihren Transport ins Zellinnere bewerkstellt und iii) mer-A, eine Reduktase, die (durch Übertragen zweier Elektronen) Hg^{++} -Ionen in die flüchtige und ungefährliche Oxidationsform Hg° überführt.

Für die funktionierende Detoxifikation von Quecksilber-Ionen spielt letztlich die von mer-A enkodierte Reduktase die entscheidende Rolle: Mikroorganismen, deren mer-Operon insgesamt intakt ist, die aber eine Mutation im Quecksilber-Reduktasegen haben, sind nicht länger resistent gegenüber Quecksilber (Hg^R), sondern prägen einen hypersensitiven Phänotyp gegenüber Quecksilber aus (Hg^{ss}). Die Ursache für dieses Phänomen liegt darin begründet, daß mit Hilfe des intakten Transportproteins (mer-TPC) Hg^{++} -Ionen - relativ zu Mikroorganismen, die das Resistenz-Plasmid nicht tragen (Hg^s -Phänotyp) - in effizienter Weise in das Zellinnere translokaliert werden, dort aber nicht reduziert und damit detoxifiziert werden.

Es ist letztlich diese Konstellation eines gegenüber Quecksilber hypersensitiv reagierenden Bakterienstammes, bei welchem anstelle des mer-A-Reduktasegens durch molekulare Klonierung der Luciferase-Genkomplex aus Vibrio Harveyi tritt, die dem im folgenden beschriebenen Verfahren zugrunde liegt.

Konstruktion eines durch Quecksilber-Ionen zu erhöhter Transkription eines Luciferase-Genkomplexes induzierten genetischen Regulationssystems: Plasmidvektor pGL4

Ausgangsplasmid bei der Klonierung eines pGL4 genannten Plasmides, das einen durch Quecksilber-Ionen transkriptionell stimulierten LUX-Genkomplex enthält, war Plasmid pDG106 (Gambill, B.D. und Summers, A.O., (1985) GENE, 39, 293-297), welches neben einem intakten, d.h. Resistenz gegen Quecksilber vermittelnden, mer-Operon zusätzlich ein Kanamycin-Resistenzgen aufweist. Aus pDG106 wurde mit Hilfe etablierter molekularbiologischer Techniken ein 2,1 Kilobasenpaare (KB) langes Restriktionsfragment (EcoR1-BamH1) entfernt, so daß ein 5,7 KB großes Vektorplasmid resultierte. Durch diese Manipulation (EcoR1-Restriktion) wird das mer-A Gen partiell deletiert, woraus - bedingt durch das Fehlen der funktionellen Quecksilber-Reduktase - der hypersensible Hg^{ss}-Phänotyp resultiert; die Kanamycin-Resistenz bleibt hingegen intakt und kann demzufolge zur Selektion in der anschließenden Klonierung verwendet werden.

Der in den oben beschriebenen Plasmid-Vektor zu klonierende LUX-Genkomplex aus Vibrio Harveyi wurde als 3,1 KB langes Sall-BamH1-Restriktionsfragment, das keine Promotorsequenzen enthält, aus einem gängigen LUX-Plasmid isoliert. Um Kompatibilität der 5' - d.h. "am Anfang" - des LUX-Gens gelegenen Sall-Schnittstelle mit der EcoR1-Schnittstelle des vorbereiteten Vektors herzustellen, bot sich eine zusätzliche Klonierung als Zwischenschritt an. Zu diesem Zweck wurde das 45 Basenpaar (BP) lange Sall-BamH1-Restriktionsfragment aus der Polylinkerregion des kommerziell erhältlichen Klonierungsvektors pBluescript (STRATAGENE, La Jolla, CA, USA) präparativ isoliert und als Adapter-Oligonukleotid an das LUX-Fragment anligiert. Das Ligationsgemisch wird schließlich mit der Restriktionsendonuklease BamH1 nachgespalten und

- 6 -

schließlich in einen Plasmidvektor der pBR-Familie (pUC18) kloniert. Da in dem Sal1-BamH1-Adapter-Oligonukleotid eine EcoR1-Schnittstelle vorhanden ist, kann man aus dem als Zwischenstufe klonierten Plasmid nun den LUX-Genkomplex als EcoR1-BamH1-Fragment isolieren; um die Spaltung der innerhalb der LUX-Gens gelegenen zweiten EcoR1-Restriktionsstelle zu vermeiden, wurde in diesem Fall mit dem Enzym EcoR1 eine partielle Restriktionsspaltung durchgeführt, während die sich anschließende BamH1-Restriktion bis zur Vollständigkeit inkubiert wurde. Das so generierte 3,15 KB lange EcoR1-BamH1-Fragment wurde schließlich isoliert und in das oben beschriebene 5,7 KB große pDG106 Vektor-Derivat kloniert. Nach Transformation in kompetente Bakterien (E.coli, C600) zeigte sich, daß alle Kanamycin-resistenten Kolonien das gewünschte 8,85 KB-große Zielplasmid, pGL4, in stabiler Form enthielten.

Die wesentlichen Konstruktionsmerkmale sowie eine partielle Restriktionskarte des Quecksilber-Indikatorplasmids, pGL4, sind in Abb. 1 zusammengefaßt. Das Plasmid ist in linearisierte Form (Pst1) dargestellt und hat eine Größe von 8,85 KB. Es trägt die drei Gene des mer-Operons R, TPC und A, wobei die partielle Deletion des mer-A-Reduktase-Gens als " $(\Delta)A$ " Berücksichtigung findet. Der durch Hg-Ionen induzierte Promotor des mer-Regulons ist in Höhe der 1 KB-Markierung als schraffierter Bereich dargestellt. LUX-A bzw. -B steht für die die beiden Luciferase-Untereinheiten enkodierenden Gensegmente, die ohne eigene Promotorsequenzen in das 3'-Ende des mer-A-Gens kloniert wurden.

Durch diese Konstruktionsweise wird in Plasmid pGL4, die Transkription der LUX-Gene und damit die Synthese des Luciferase-Enzymkomplexes unter die Kontrolle des mer-Operons gebracht: In Anwesenheit von Quecksilber-Ionen im Wachstumsmedium von mit pGL4 ausgestatteten Mikroorganismen wird eine erhöhte Biolumineszenzrate gemessen, die letztlich zur Iden-

- 7 -

tifikation und Konzentrationsabschätzung jenes Schwermetalls herangezogen werden kann.

Experimentelle Charakterisierung und Beispiele der Anwendung von mit pGL4 ausgestatteten Mikroorganismen

Zur Durchführung aller im folgenden beschriebenen Messungen wurde ein Meßgerät der Firma BERTHOLD, Biolumat LB 9500C mit folgender Einstellung benutzt:

- Meßart: Peak, - Meßzeit: 10 s, - Temperatur: 25°C,
- Einstellung: manuell.

1. Nachweisempfindlichkeit des Quecksilber-Biosensors

Im Hinblick auf die Nachweisempfindlichkeit von mit Plasmid pGL4 transformierten Mikroorganismen für Quecksilber wurde in einer ersten Reihe von Experimenten die Biolumineszenz-Induktion bei C600(pGL4) als Funktion der Hg-Ionen im Umgebungsmedium untersucht. Eine von einer Einzelkolonie beimpfte 1 ml-Übernachtkultur in Standard-Luria-Broth (LB)-Vollmedium unter Zusatz von 30 µg/ml Kanamycin wurde 1:10 mit sterilem LB-Medium verdünnt, um je 0,5 ml der resultierenden Bakterien-suspension mit unterschiedlichen $HgCl_2$ -Konzentrationen zu induzieren. Ausgehend von 100 µmol/l wurden die Kulturen in Zehner-Verdünnungsschritten abwärts bis zu 1 pmol/l mit $HgCl_2$ versetzt und einschließlich einer Negativkontrolle zur Ermittlung des Hintergrund-Biolumineszenzsignals 35 min unter Schütteln bei 30°C inkubiert. Nach Beendigung der Inkubation wurden je 0,1 ml aus jeder Verdünnungsstufe in ein Biolumineszenzmeßgefäß überführt, mit 1 µl einer 10%igen Lösung des Luciferase-Substrates Decanal in Isopropanol versetzt und sofort mittels eines Biolumineszenzmeßgerätes (s.o.) analysiert. Die Ergebnisse - Mittelwerte aus drei voneinander unabhängigen Einzelmessungen - sind in Abb. 2 in Form eines Histogramms graphisch dargestellt. Unter den gewählten Bedin-

gungen führt schon eine HgCl_2 -Konzentration von 10 nmol/l relativ zur Hintergrund-Biolumineszenz (Indikatorbakterien ohne Quecksilberzusatz im Wachstumsmedium) zu einer signifikanten Erhöhung des gemessenen Signals; bei 100 nmol/l HgCl_2 wird eine etwa 15fache, mit 1 $\mu\text{mol/l}$ eine über 30fache Steigerung der Biolumineszenzrate relativ zu nicht induzierten Kontrollkulturen erreicht. Erhöht man die Schwermetallkonzentration auf 10 $\mu\text{mol/l}$ und darüber, so macht sich der gegenüber Quecksilber-Kationen hypersensible Phänotyp drastisch bemerkbar: die zu maximaler Transkription des Quecksilber-Regulons und damit zu maximaler Biolumineszenz induzierten Organismen sterben infolge der sich akut auswirkenden Toxizität des HgCl_2 ab.

Zur exakten Bestimmung der Nachweisempfindlichkeit des hier beschriebenen Verfahrens wurden unterhalb einer Quecksilber-Konzentration von 10 nmol/l, die - wie oben gezeigt - zu einer signifikanten Erhöhung des Biolumineszenzsignals des Biosensors relativ zum Hintergrund führt, detailliertere Messungen vorgenommen.

Je 0,2 ml einer 6 h bei 30°C angewachsenen, frischen Bakteriensuspension von C600(pGL4), wurden mit HgCl_2 -Konzentrationen zwischen 0,1 und 10 nmol/l induziert. Nach 60 min Inkubation bei 37° (wie unter 2. gezeigt wird, Idealbedingungen) wurden Biolumineszenzmessungen durchgeführt, deren Ergebnisse in Abb. 3 graphisch dargestellt sind. Die Meßpunkte sind wiederum Mittelwerte aus mehreren unabhängigen Messungen, deren maximale Abweichungen 10 % vom hier dargestellten Mittelwert nicht überschreiten. Geht man vom Nullwert, d.i. die Biolumineszenzrate nicht mit HgCl_2 -Ionen induzierter Kontrollkulturen (350 000 gemessene Lichtsignale) aus, so liegt bereits der bei 0,4 nmol/l gemessene Wert mit 400 000 außerhalb der Standardabweichung, ist also ein vom Nullwert signifikant verschiedenes Ergebnis. Dies gilt umso mehr für die

- 9 -

um 150 000 - also 50 % des Negativkontrollwertes - von 350 000 auf 500 000 Lichtsignale erhöhte Biolumineszenz bei Einwirken von HgCl_2 in einer Konzentration von um 1 nmol/l.

Zusammengefaßt zeigen diese Ergebnisse, daß bereits Quecksilber-Kationen-Konzentrationen von unter 1 nmol/l (das entspricht bei einer Molekularmasse von 200,59 in wässriger Lösung $0,2 \mu\text{g/l} \stackrel{\wedge}{=} 0,2 \text{ ppb}$), signifikant nachzuweisen sind. Das hier beschriebene Verfahren ist damit unter Idealbedingungen im Vergleich der absoluten Nachweisgrenzen gegenüber den am häufigsten verwendeten Methoden der Atomabsorptionsspektrometrie, deren untere Nachweisgrenzen bei etwa 2 $\mu\text{g/l}$ liegt, überlegen (vgl. Tabelle I).

2. Induktionskinetik des Biolumineszenzsignals

Eine wichtige Voraussetzung für meßtechnische Anwendungen des hier beschriebenen Quecksilber-Biosensors ist das Wissen um den i) zeitlichen Verlauf, ii) die maximale Signalstärke, iii) das Signal-zu-Rauschen-Verhältnis sowie iv) die Stabilität des gemessenen Signals über längere Meßzeiträume nach Induktion der Biolumineszenz. In Abb. 4 ist die Stärke der gemessenen Biolumineszenzrate als Funktion der Zeit ab dem Zeitpunkt der Zugabe von 0,2 $\mu\text{mol/l}$ HgCl_2 - also unter Bedingungen optimaler Induktion des mer-Operons (vgl. Abb. 2) - aufgetragen. Nach einer etwa zehnminütigen Latenzzeit ist ein schneller Anstieg des Signals festzustellen, so daß nach 35 min 90 %, nach 50 min 100 % der maximal erreichbaren Biolumineszenzrate erreicht werden. Der Maximalwert bleibt über den Meßzeitraum von 4 Stunden konstant. Wie im unter 1. (vgl. Abb. 2) beschriebenen Experiment, beträgt das Verhältnis der schließlich erreichten maximalen Biolumineszenzrate zum Signal nicht induzierter Mikroorganismen als Referenzwert etwa 35.

- 10 -

Wenn auch eine direkte Linearität zwischen wirksamer $HgCl_2$ -Ionen-Konzentration und gemessener Biolumineszenzrate nicht besteht, das direkte Ablesen absoluter Quecksilber-Konzentrationen mithin nicht möglich ist, so geben die Kinetik der Biolumineszenz-Induktion und der Quotient von maximal erreichtem Meßsignal und Ausgangswert zusammengenommen wichtige Informationen zur Abschätzung der $HgCl_2$ -Konzentration im Umgebungsmedium der Biosensoren. Bei permanenter Aufzeichnung der Biolumineszenz, z.B. in der "on-line" Anwendung, sollte deshalb bei entsprechender Meßtechnik und computerunterstützter Auswertung eine exakte Konzentrationsbestimmung möglich sein.

3. Selektivität des Biosensors für Quecksilber-Kationen

Ein wichtiges Kriterium für den Einsatz von mit pGL4 ausgestatteten Mikroorganismen als Biosensoren zur Identifikation von Quecksilber-Kationen ist deren spezifische Erkennung von Hg-Ionen. Aufgrund theoretischer Überlegungen wie empirischer, chemisch-physikalischer Untersuchungen, weisen insbesondere andere Schwermetalle in vielerlei Hinsicht Analogien zu Quecksilber auf und kommen deshalb für eine mögliche Beeinflussung der Meßergebnisse bei der Anwendung des hier beschriebenen Verfahrens in Betracht. Um die Spezifität von mit pGL4 ausgestatteten Mikroorganismen für Quecksilber-Kationen experimentell zu überprüfen, wurden je 0,5 ml C600(pGL4)-Bakterien mit 0,2 μ mol/l folgender Verbindungen für 40 min unter Schütteln inkubiert: $HgCl_2$; $MgCl_2$; $CaCl_2$; $Pb(CH_3COO)_2$; $ZnCl_2$; $CdCl_2$; Gemisch aus allen vorgenannten Verbindungen; $Hg_2(NO_3)_2$. Die Auswertung der Biolumineszenzmessungen ist in Abb. 5 dargestellt.

Als Ergebnis lässt sich festhalten:

1. Sowohl $HgCl_2$ als auch $Hg_2(NO_3)_2$, also Quecksilber-Verbin-

- 11 -

dungen der Oxidationsstufen +1 und +2, induzieren das Biolumineszenzsignal von C600(pGL4) in gleicher Höhe.

2. Keine der anderen getesteten Verbindungen führt zu einer Erhöhung der gemessenen Biolumineszenzrate relativ zum Hintergrund.

3. Ein Gemisch von Verbindungen, von denen einzeln nur eine ($HgCl_2$) zur Induktion des Biosensors in der Lage ist, führt zu einem Biolumineszenzsignal in gleicher Höhe wie sie die spezifisch erkannte Verbindung alleine hervorruft.

Mit pGL4 ausgerüstete Mikroorganismen sind, wie dieses Experiment zeigt, als Biosensoren für Quecksilber-Verbindungen hochspezifisch und liefern deshalb auch in Lösungen mit unbekannter Zusammensetzung zuverlässige Ergebnisse.

Anwendungsmöglichkeiten von mit pGL4 ausgestatteten Mikroorganismen

Als wesentliche Eigenschaften der hier beschriebenen Biosensoren treten hervor: i) die extrem hohe Nachweisempfindlichkeit für Quecksilber-Kationen, ii) die Selektivität der Biosensoren für Quecksilber, die auch durch Anwesenheit anderer, z.B. Schwermetall-Ionen, im Gemisch nicht beeinträchtigt wird, und iii) die Möglichkeit, ohne physikalischen Kontakt zwischen Biosensor und Signaldetections- bzw. Verstärkungseinheit, damit also ohne meßtechnisch bedingte Unterbrechungen, kritische Konzentrationen von Quecksilber-Kationen nachweisen zu können. Die oben zur Charakterisierung von mit pGL4 ausgerüsteten Mikroorganismen durchgeführten Experimente stellen Beispiele für mögliche Anwendungen des Verfahrens dar. Zum einen ist der Nachweis von Quecksilber in Konzentrationen unterhalb der Detektionsgrenze, die bei etablierten Analysemethoden bestehen, bis in den Bereich <0,5 ppb möglich. In diesem Zusammenhang ist z.B. zu bedenken, daß der international zulässige Grenzwert für Quecksilber-Ionen in

- 12 -

Trinkwasser bei 2 ppb festgelegt ist, also mit der absoluten Nachweisgrenze bei der Atomabsorptionsspektrometrie zusammenfällt. Mit dem hier beschriebenen Verfahren ist die Reevaluierung bestehender Quecksilberbelastungen, z.B. bei der Trinkwasseranalyse, ohne größeren apparativen Aufwand, also auch dezentral, möglich. Ein zweites wichtiges Anwendungsfeld ist durch die kontaktfreie Übertragungsweise des Meßsignals, Biolumineszenz, nahegelegt: Es ist möglich, Mikroorganismen, die in Durchflußbecken industrieller oder kommunaler Kläranlagen angesiedelt werden können, mit Plasmid pGL4 auszustatten. Auf diese Weise wird die Dauerüberwachung von Abwässern im Hinblick auf ihre Belastung mit Quecksilber sehr vereinfacht und gestattet, da das Meßergebnis kritische Veränderungen sofort erkennen läßt, den Aufbau eines Frühwarnsystems das "on-line" über die Abwasserqualität Auskunft geben kann.

- 13 -

W e r t e t a b e l l e n
(jeweils gerundete Mittelwerte aus 3 Messungen)

<u>Zu Abb. 2</u>	<u>Konzentration $HgCl_2$</u>	<u>Biolumineszenzrate</u>
	0	9 000
	1 pM	10 400
	10 pM	12 100
	100 pM	11 800
	1 nM	11 000
	10 nM	16 000
	100 nM	150 000
	1 μ M	335 000
	10 μ M	3 300
	100 μ M	50

<u>Zu Abb. 3</u>	<u>Konzentration $[HgCl_2]$</u>	<u>Biolumineszenzrate</u>
	0,0	350 200
	0,1	350 100
	0,2	386 700
	0,4	399 900
	0,8	490 600
	1,0	500 100
	1,5	570 000
	2,0	630 000
	3,0	635 000
	4,0	670 000
	5,0	650 000

- 14 -

<u>Zu Abb. 4</u>	<u>Zeit nach Zugabe von 0,2 μM HgCl₂ [Minuten]</u>	<u>Biolumineszenzrate</u>
	0	11 800
	2	10 490
	5	12 064
	10	11 900
	15	57 900
	20	113 200
	25	186 600
	30	246 200
	35	321 400
	40	330 800
	45	341 800
	50	350 100
	55	348 500
	60	349 300
	120	361 000
	180	356 000
	240	357 900
	300	360 500

<u>Zu Abb. 5</u>	<u>Biolumineszenzrate</u>
Kein Zusatz	1 700
0,2 μ M HgCl ₂	69 000
0,2 μ M MgCl ₂	1 500
0,2 μ M CaCl ₂	800
0,2 μ M Pb(CH ₃ COO) ₂	1 400
0,2 μ M ZnCl ₂	1 000
0,2 μ M CdCl ₂	1 100
Gemisch aus je 0,2 μ M der obigen Verbindungen	66 500
0,2 μ M Hg ₂ (NO ₃) ₂	68 000

- 15 -

T a b e l l e I

Nachweisgrenzen Quecksilber

(jeweils Einzelementbestimmung in schwach mineralsaurer Lösung)

<u>Analysenart:</u>	<u>Bestimmungsgrenze:</u>
ICP-AES:	10 - 20 µg/l
ICP-MS:	= 0,1 µg/l
Graphitrohr-AAS:	= 2 µg/l
Hydrid-AAS:	= 0,5 µg/l
Kaltdampf-AAS:	= 0,001 µg/l
pGL4-Biosensoren: (E.coli C 600)	= 0,2 µg/l

Patentansprüche

1. Verfahren zum Nachweis von Quecksilber-Verbindungen in flüssiger oder gasförmiger Umgebung mit Hilfe von Mikroorganismen definierter Spezifität gegenüber Quecksilber, dadurch gekennzeichnet, daß die Indicatorstämme durch vektorvermittelten Gentransfer ausgestattet sind mit

- (I) einem durch Quecksilber-Ionen spezifisch induzierbaren Gen-System (mer-Operon) und
- (II) einem die Eigenschaft zur Biolumineszenz verleihenden bakteriellen Luciferase (LUX)-Genkomplex.

2. Verfahren nach Anspruch 1, dadurch gekennzeichnet, daß das mit pGL4 bezeichnete Plasmid folgende Konstruktionsmerkmale in sich vereint:

- (I) das Quecksilber-Regulon aus dem Quecksilber-Resistenzplasmid pDG106,
- (II) den LUX-Genkomplex aus *Vibrio Harveyi* sowie
- (III) ein Resistenz gegen das Antibiotikum Kanamycin vermittelndes Gen.

3. Verfahren nach Anspruch 2, dadurch gekennzeichnet, daß Mikroorganismen verschiedenster Herkunft und Sensitivität gegenüber toxischen Substanzen nach Einführung des Plasmids pGL4 zu Quecksilber-spezifischen Biosensoren umgewandelt werden können, die auf Biolumineszenz-Basis arbeiten.

4. Verfahren nach Anspruch 2, dadurch gekennzeichnet, daß die Anwesenheit von Quecksilber-Ionen

- 17 -

oberhalb einer bestimmten kritischen Konzentration zur Stimulation des durch Quecksilber-Ionen induzierbaren Promotors des Quecksilber-Regulons aus Plasmid pDG106, zu erhöhter Transkription der Gene des Operons und letztlich deren verstärkter Expression auf Proteinebene führt.

5. Verfahren nach Anspruch 4, dadurch gekennzeichnet, daß der LUX-Genkomplex aus Vibrio Harveyi solchermaßen durch Klonierung in das Quecksilber-Regulon eingefügt ist, daß beide Gen-Systeme gemeinsam auf einer einzigen polycistronischen, Boten-RNA enkodiert werden, deren Syntheserate in direkter Weise von der Aktivität des durch Quecksilber-Kationen induzierbaren Promotors des mer-Operons abhängig ist.

6. Verfahren nach Anspruch 5, dadurch gekennzeichnet, daß die durch die Anwesenheit von Quecksilber-Kationen oberhalb einer bestimmten Konzentration vermehrte synthetisierte RNA quantitativ in die von ihr enkodierten Proteine translatiert wird, woraus, bedingt durch das Vorhandensein erhöhter Mengen des Enzyms Luciferase, eine erhöhte Biolumineszenz der eingesetzten Mikroorganismen resultiert.

7. Verfahren nach Anspruch 2, dadurch gekennzeichnet, daß die Biosensoren eine absolute Selektivität für Quecksilber-Kationen aufweisen, so daß deren eindeutige Identifikation auch aus (Schwermetall-)Gemischen unterschiedlichster Zusammensetzung ohne weiteres möglich ist.

8. Verfahren nach Anspruch 2, dadurch gekennzeichnet, daß die untere Nachweisgrenze für Quecksilber-Kationen im Bereich weniger ppb liegt, und deshalb die mit Plasmid pGL4 ausgerüsteten Biosensoren den meisten

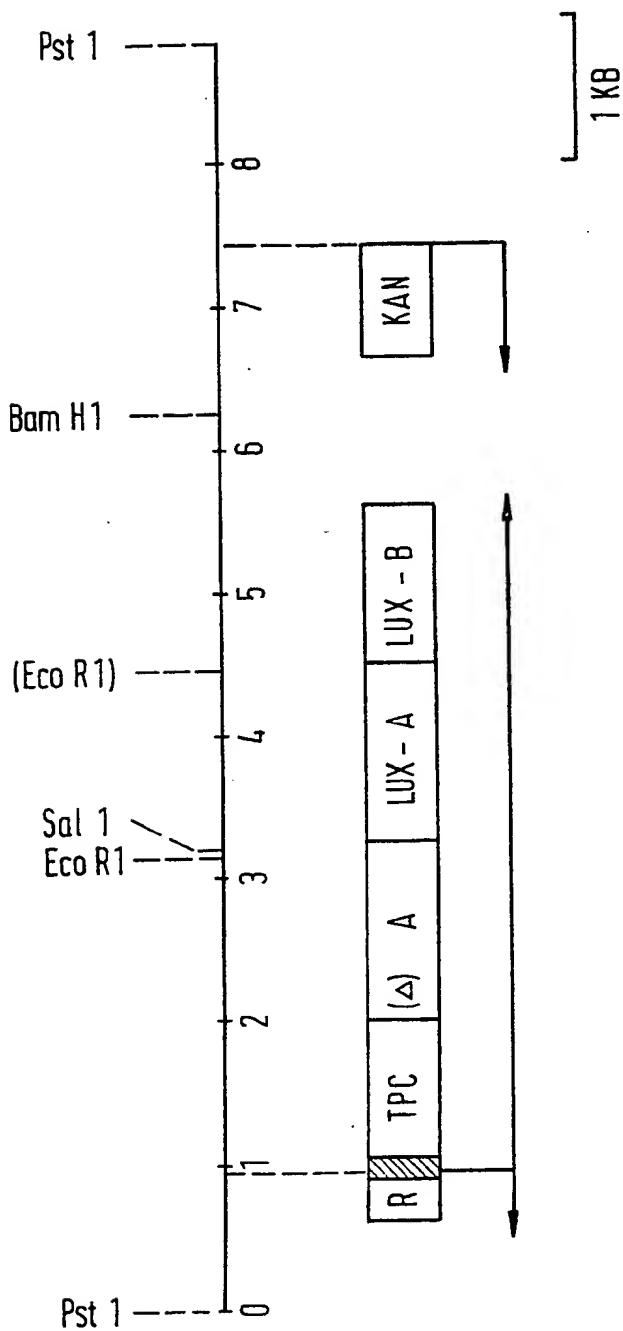
- 18 -

establierten Verfahren für den höchstempfindlichen Schwermetall-Nachweis, wie der Atomabsorptionsspektrometrie, in ihrer Nachweisempfindlichkeit für Quecksilber überlegen sind.

9. Verfahren nach Anspruch 2, dadurch gekennzeichnet, daß sich aufgrund seiner hohen Empfindlichkeit und der Möglichkeit, Meßwerte ohne direkten Kontakt des Biosensors mit der Signaldetektionseinheit zu erfassen, für Anwendungen, die eine permanente Aufzeichnung der Quecksilber-Belastung erfordern ("on-line"), anbietet.

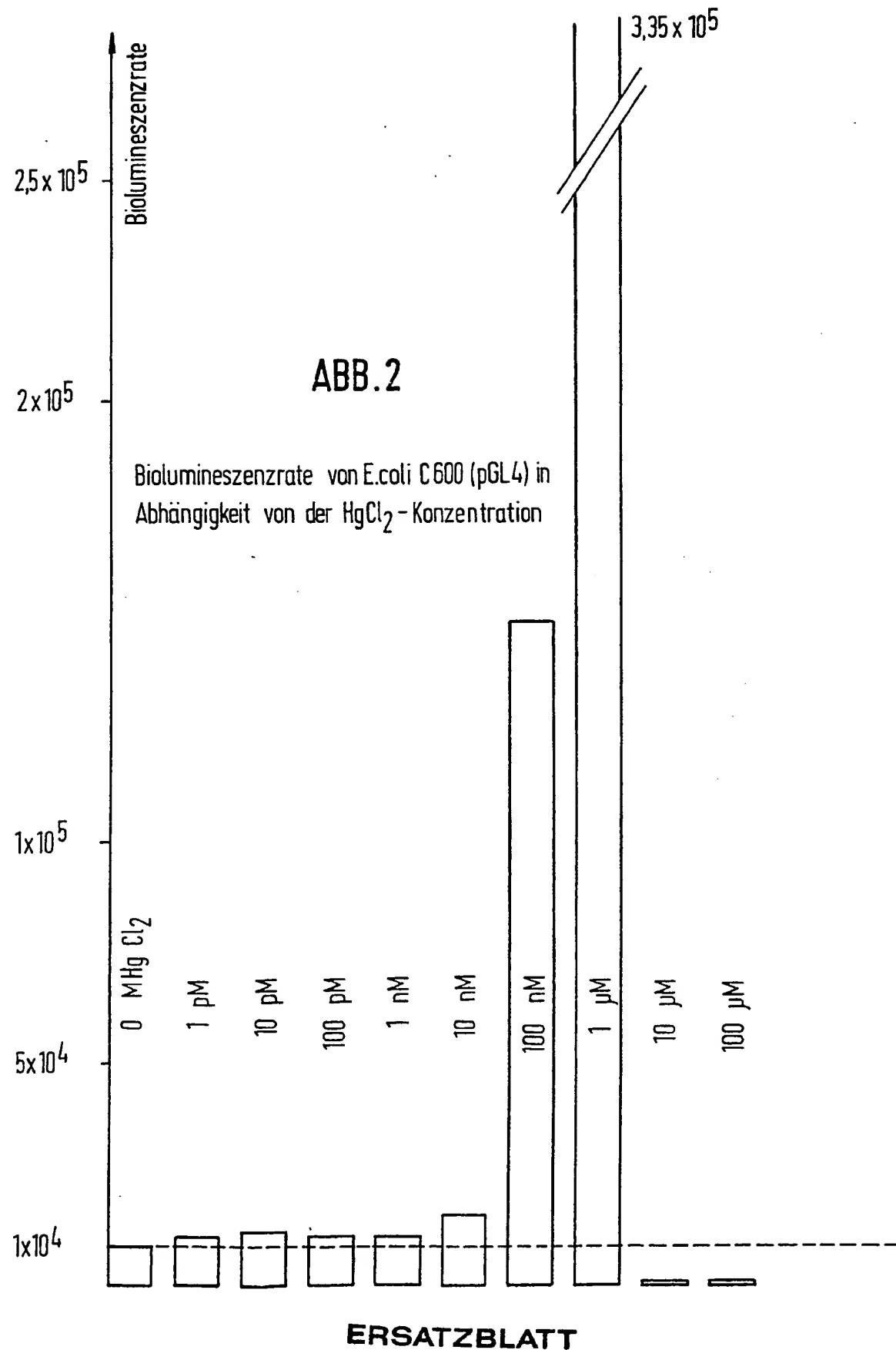
- 1/5 -

ABB. 1 Konstruktionsmerkmale und Restriktionskarte von Plasmid pGL4



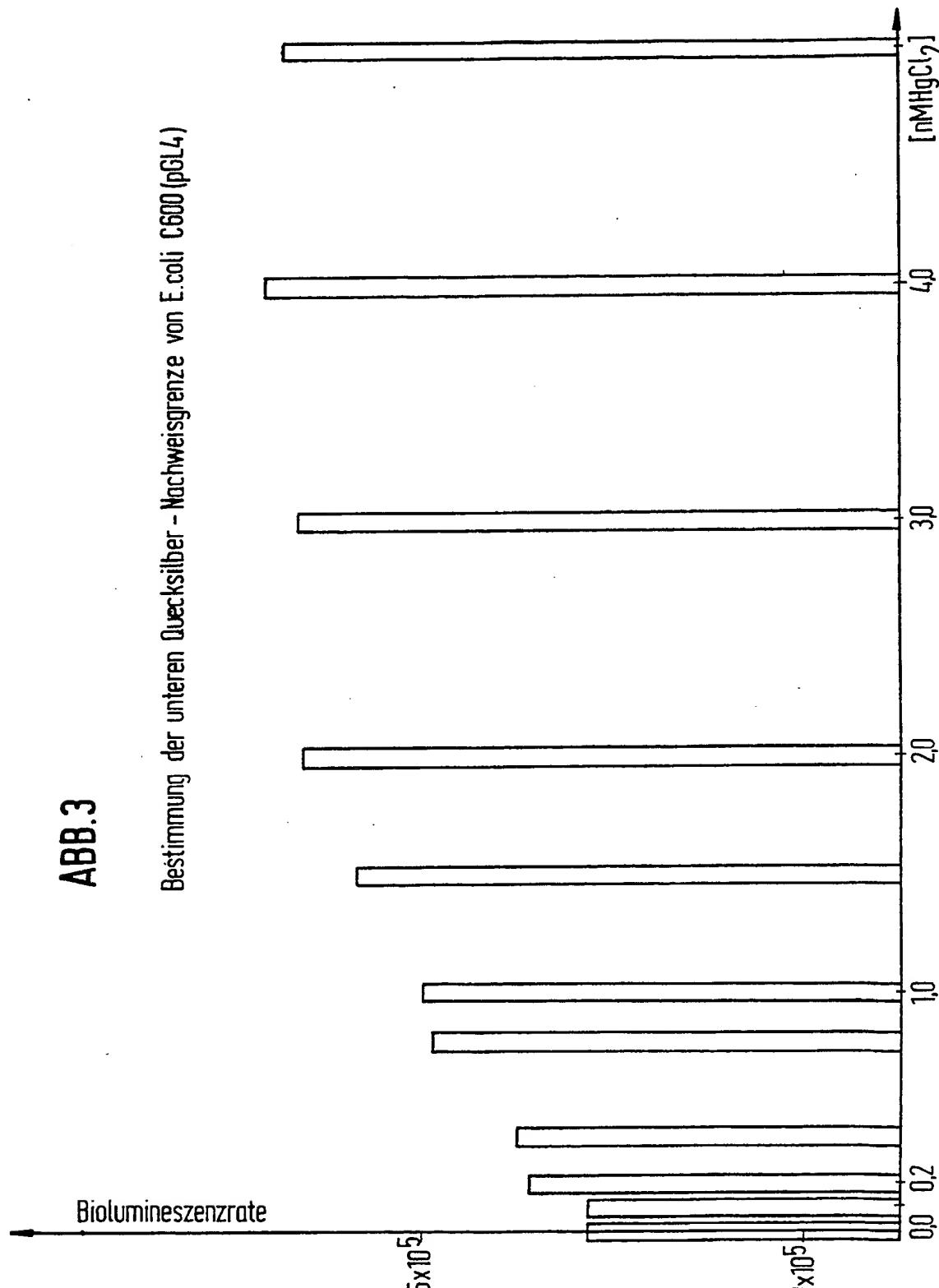
ERSATZBLATT

- 2/5 -



- 3/5 -

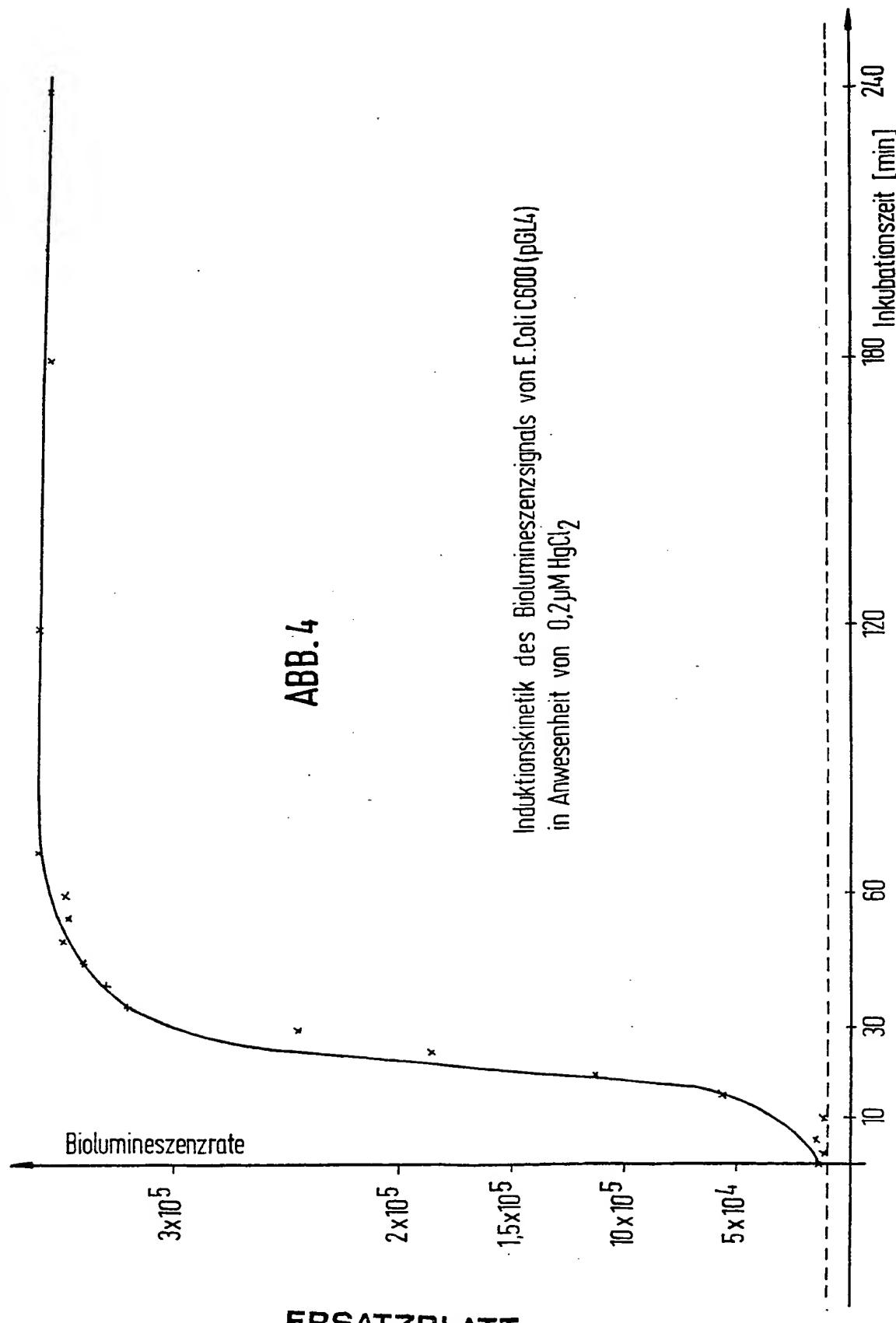
ABB.3
Bestimmung der unteren Quicksilber - Nachweisgrenze von *E.coli* C600 (pGL4)

**ERSATZBLATT**

- 4/5 -

ABB. 4

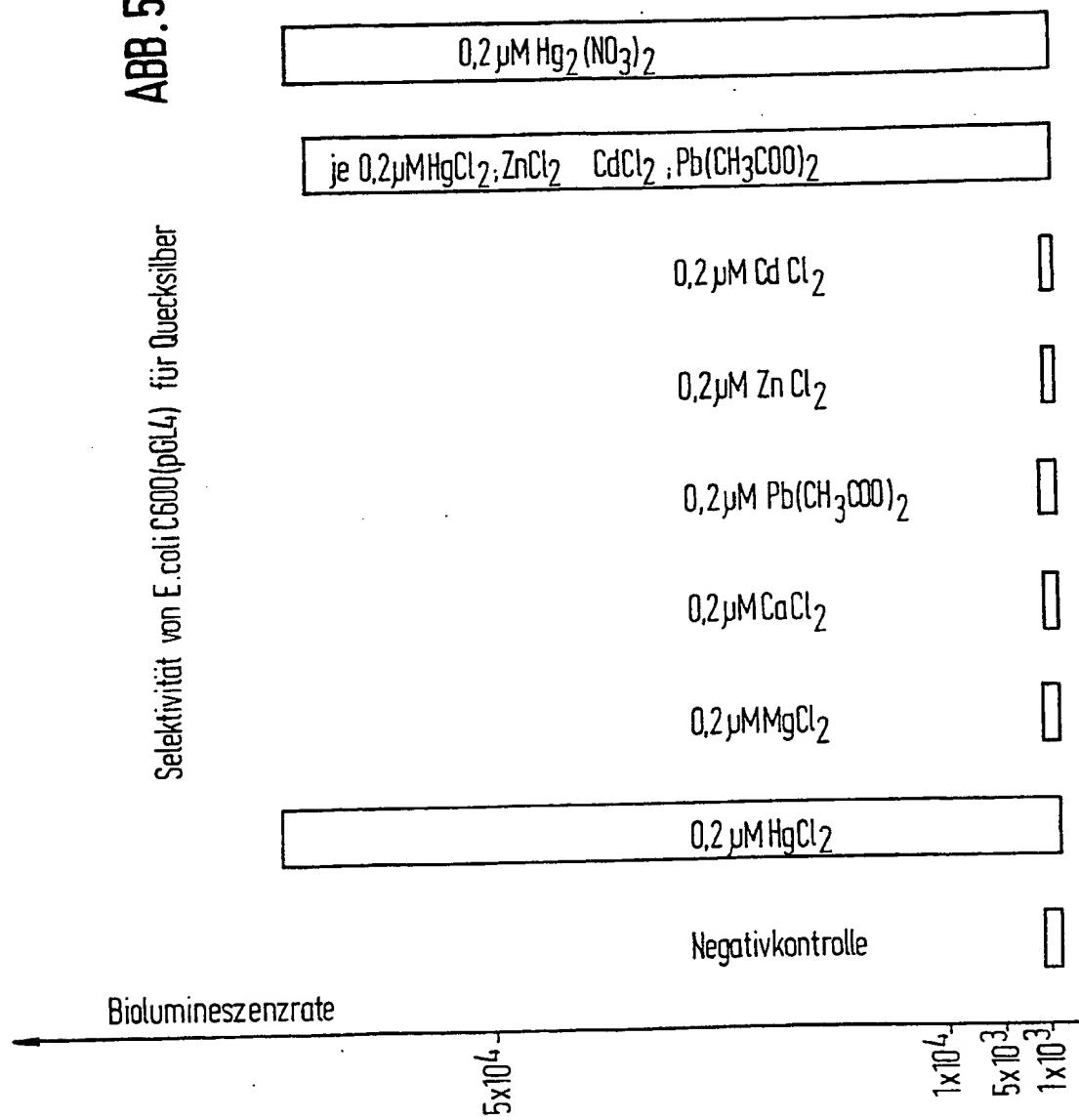
Induktionskinetik des Biolumineszenzsignals von *E.Coli* C600 (pGL4)
in Anwesenheit von $0,2\mu\text{M} \text{HgCl}_2$



ERSATZBLATT

- 5/5 -

ABB. 5

Selektivität von *E.coli* C600(pG4) für Quecksilber

ERSATZBLATT

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No PCT/DE90/00063

I. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER (If several classification symbols apply, indicate all) ⁶

According to International Patent Classification (IPC) or to both National Classification and IPC

Int.Cl.5 C12Q 1/02, C12N 15/53

II. FIELDS SEARCHED

Minimum Documentation Searched ⁷

Classification System	Classification Symbols
Int.Cl.5	C12Q, C12N, G01N

Documentation Searched other than Minimum Documentation
to the Extent that such Documents are Included in the Fields Searched ⁸

III. DOCUMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT ⁹

Category ¹⁰	Citation of Document, ¹¹ with indication, where appropriate, of the relevant passages ¹²	Relevant to Claim No. ¹³
Y	US, A, 4581335 (BALDWIN) 8 April 1986; see the whole document ---	1-9
Y	WO, A, 88/00617 (BOYCE THOMPSON INSTITUTE FOR PLAND RESEARCH INC.) 28 January 1988; see the whole document ---	1-9
Y	Chemical Abstracts, Vol 104, Nr 13, 31 March 1986; (Columbus, Ohio, US) D.B. Gambill et al: "Versatile mercury-resistant cloning and expression vectors" see page 150, abstract 103228a & Gene 1985, 39(2-3), 293-7 -----	1-9

- Special categories of cited documents: ¹⁰
- "A" document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance
- "E" earlier document but published on or after the international filing date
- "L" document which may throw doubts on priority claim(s) or which is cited to establish the publication date of another citation or other special reason (as specified)
- "O" document referring to an oral disclosure, use, exhibition or other means
- "P" document published prior to the international filing date but later than the priority date claimed

- "T" later document published after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention
- "X" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered novel or cannot be considered to involve an inventive step
- "Y" document of particular relevance; the claimed invention cannot be considered to involve an inventive step when the document is combined with one or more other such documents, such combination being obvious to a person skilled in the art.
- "&" document member of the same patent family

IV. CERTIFICATION

Date of the Actual Completion of the International Search

21 April 1990 (21.04.90)

Date of Mailing of this International Search Report

8 June 1990 (08.06.90)

International Searching Authority

European Patent Office

Signature of Authorized Officer

**ANNEX TO THE INTERNATIONAL SEARCH REPORT
ON INTERNATIONAL PATENT APPLICATION NO.**

**DE 9000063
SA 34067**

This annex lists the patent family members relating to the patent documents cited in the above-mentioned international search report. The members are as contained in the European Patent Office EDP file on 25/05/90. The European Patent Office is in no way liable for these particulars which are merely given for the purpose of information.

Patent document cited in search report	Publication date	Patent family member(s)		Publication date
US-A- 4581335	08-04-86	None		
WO-A- 8800617	28-01-88	AU-A- 7751687 EP-A- 0274527	10-02-88 20-07-88	

INTERNATIONALER RECHERCHENBERICHT

Internationales Aktenzeichen PCT/DE 90/00063

I. KLASSEKIFICATION DES ANMELDUNGSGEGENSTANDS (bei mehreren Klassifikationssymbolen sind alle anzugeben) ⁶		
Nach der Internationalen Patentklassifikation (IPC) oder nach der nationalen Klassifikation und der IPC		
Int.CI ⁵ C 12 Q 1/02, C 12 N 15/53		
II. RECHERCHIERTE SACHGEBIETE		
Recherchierter Mindestprüfstoff ⁷		
Klassifikationssystem	Klassifikationssymbole	
Int.CI. ⁵	C 12 Q, C 12 N, G 01 N	
Recherchierte nicht zum Mindestprüfstoff gehörende Veröffentlichungen, soweit diese unter die recherchierten Sachgebiete fallen ⁸		
III. EINSCHLÄGIGE VERÖFFENTLICHUNGEN⁹		
Art*	Kennzeichnung der Veröffentlichung ¹¹ , soweit erforderlich unter Angabe der maßgeblichen Teile ¹²	Betr. Anspruch Nr. ¹³
Y	US, A, 4581335 (BALDWIN) 8. April 1986, siehe das ganze Dokument --	1-9
Y	WO, A, 88/00617 (BOYCE THOMPSON INSTITUTE FOR PLAND RESEARCH INC.) 28. Januar 1988, siehe das ganze Dokument --	1-9
Y	Chemical Abstracts, Band 104, Nr. 13, 31. März 1986, (Columbus, Ohio, US), D.B. Gambill et al.: "Versatile mercury- resistant cloning and expression vectors" siehe Seite 150, Zusammenfassung 103228a & Gene 1985, 39(2-3), 293-7 -----	1-9

* Besondere Kategorien von angegebenen Veröffentlichungen¹⁰:
 "A" Veröffentlichung, die den allgemeinen Stand der Technik definiert, aber nicht als besonders bedeutsam anzusehen ist
 "E" älteres Dokument, das jedoch erst am oder nach dem internationalen Anmeldedatum veröffentlicht worden ist
 "L" Veröffentlichung, die geeignet ist, einen Prioritätsanspruch zweifelhaft erscheinen zu lassen, oder durch die das Veröffentlichungsdatum einer anderen im Recherchenbericht genannten Veröffentlichung belegt werden soll oder die aus einem anderen besonderen Grund angegeben ist (wie ausgeführt)
 "O" Veröffentlichung, die sich auf eine mündliche Offenbarung, eine Benutzung, eine Ausstellung oder andere Maßnahmen bezieht
 "P" Veröffentlichung, die vor dem internationalen Anmeldedatum, aber nach dem beanspruchten Prioritätsdatum veröffentlicht worden ist

"T" Spätere Veröffentlichung, die nach dem internationalen Anmeldedatum oder dem Prioritätsdatum veröffentlicht worden ist und mit der Anmeldung nicht kollidiert, sondern nur zum Verständnis des der Erfindung zugrundeliegenden Prinzips oder der ihr zugrundeliegenden Theorie angegeben ist
 "X" Veröffentlichung von besonderer Bedeutung; die beanspruchte Erfindung kann nicht als neu oder auf erforderlicher Tätigkeit beruhend betrachtet werden
 "Y" Veröffentlichung von besonderer Bedeutung; die beanspruchte Erfindung kann nicht als auf erforderlicher Tätigkeit beruhend betrachtet werden, wenn die Veröffentlichung mit einer oder mehreren anderen Veröffentlichungen dieser Kategorie in Verbindung gebracht wird und diese Verbindung für einen Fachmann naheliegend ist
 "&" Veröffentlichung, die Mitglied derselben Patentfamilie ist

IV. BESCHEINIGUNG	
Datum des Abschlusses der internationalen Recherche	Absendedatum des internationalen Recherchenberichts
21. April 1990	- 8 JUN 1990
Internationale Recherchenbehörde	Unterschrift des bevoilmächtigten Bediensteten
Europäisches Patentamt	

ANHANG ZUM INTERNATIONALEN RECHERCHENBERICHT
ÜBER DIE INTERNATIONALE PATENTANMELDUNG NR.

DE 9000063
SA 34067

In diesem Anhang sind die Mitglieder der Patentfamilien der im obengenannten internationalen Recherchenbericht angeführten Patentdokumente angegeben.
Die Angaben über die Familienmitglieder entsprechen dem Stand der Datei des Europäischen Patentamts am 25/05/90
Diese Angaben dienen nur zur Unterrichtung und erfolgen ohne Gewähr.

Im Recherchenbericht angeführtes Patentdokument	Datum der Veröffentlichung	Mitglied(er) der Patentfamilie		Datum der Veröffentlichung
US-A- 4581335	08-04-86	Keine		
WO-A- 8800617	28-01-88	AU-A-	7751687	10-02-88
		EP-A-	0274527	20-07-88